

PLANT BODY COATING AGENT AND COATING METHOD

Publication number: JP10077201 (A)

Publication date: 1998-03-24

Inventor(s): OBONAI YASUHIRO; YOSHIOKA HIROSHI; MORI YUICHI +

Applicant(s): M & M KENKYUSHO KK +

Classification:

- **international:** **A01N25/04; A01N25/24; A01N25/34; A01N3/02; A01N25/04; A01N25/24; A01N25/34; A01N3/00; (IPC1-7): A01N25/04; A01N25/24; A01N25/34; A01N3/02**

- **European:**

Application number: JP19960233274 19960903

Priority number(s): JP19960233274 19960903

Abstract of JP 10077201 (A)

PROBLEM TO BE SOLVED: To provide a plant body coating agent and a method for coating the plant body, capable of sustainably maintaining a useful component for the plant body on the surface of its body.

SOLUTION: This method for coating the plant body is to adhere a hydrogel forming high polymer of which aqueous solution has >0 deg.C and ≤ 40 deg.C sol-gel transition temperature, and substantially showing an insolubility at a higher temperature than the sol-gel transition temperature and a coating liquid at least containing water, form a gel at a higher temperature than the sol-gel transition temperature, and then maintain the gelled coating solution on the plant body at a higher temperature than the sol-gel transition temperature.

Data supplied from the *espacenet* database — Worldwide

Fi-Fc

(19)日本国特許庁 (J P)

(12) 公 開 特 許 公 報 (A)

(11)特許出願公開番号

特開平10-77201

(43)公開日 平成10年(1998) 3月24日

(51)Int.Cl. ⁶	識別記号	庁内整理番号	F I	技術表示箇所
A 0 1 N 25/04	1 0 3		A 0 1 N 25/04	1 0 3
3/02			3/02	
25/24			25/24	
25/34			25/34	Z

審査請求 未請求 請求項の数 9 O L (全 14 頁)

(21)出願番号	特願平8-233274	(71)出願人	596009814 株式会社エムアンドエム研究所 山梨県塩山市熊野275
(22)出願日	平成8年(1996) 9月3日	(72)発明者	小保内 康弘 山梨県塩山市熊野274 有限会社向山蘭園 内
		(72)発明者	吉岡 浩 東京都新宿区大久保3-4-1 エムアン ドエム研究所内
		(72)発明者	森 有一 東京都新宿区大久保3-4-1 エムアン ドエム研究所内
		(74)代理人	弁理士 長谷川 芳樹 (外6名)

(54)【発明の名称】 植物体コーティング剤およびコーティング方法

(57)【要約】

【課題】 植物体に対する有用成分を植物体表面に持続的に保持させることが可能な植物体コーティング剤ないし植物体コーティング方法を提供する。

【解決手段】 その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子と、水とを少なくとも含むコーティング液を植物体に付着させ、ゾルーゲル転移温度より高い温度でゲル化させるた後、ゾルーゲル転移温度より高い温度で、該ゲル化したコーティング液を植物体上で保持する。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子を少なくとも含む植物体コーティング剤であって；水の存在下、前記ゾルーゲル転移温度より低い温度で可逆的に液体状態（ゾル状態）を示し、且つ、ゾルーゲル転移温度より高い温度でゲル状態を示すことを特徴とする植物体コーティング剤。

【請求項2】 前記高分子が、分子量が10万以上の分子を主成分として含む請求項1に記載の植物体コーティング剤。

【請求項3】 更に、水と、植物体への有用成分とを含む請求項1に記載の植物体コーティング剤。

【請求項4】 前記有用成分が、農薬、微生物、および花粉からなる群から選ばれる1以上の成分である請求項3に記載の植物体コーティング剤。

【請求項5】 その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子と；水とを少なくとも含むコーティング液であって；該高分子をゾルーゲル転移の下限濃度より高い濃度で含有する植物体コーティング液を用い；該コーティング液を植物体の少なくとも一部に付着させ、ゾルーゲル転移温度より高い温度でゲル化させる工程と、ゾルーゲル転移温度より高い温度で、該ゲル化したコーティング液を植物体上で保持する工程とを少なくとも含むことを特徴とする植物体コーティング方法。

【請求項6】 その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子と；水とを少なくとも含むコーティング液であって；該高分子をゾルーゲル転移の下限濃度より低い濃度で含有する植物体コーティング液を用い；該コーティング液を植物体の少なくとも一部に付着させ、水分の蒸発により固化させる工程と、該固化したコーティング液を植物体上で保持する工程とを少なくとも有することを特徴とする植物体コーティング方法。

【請求項7】 前記植物体上に保持されたコーティング液に対して、前記ゾルーゲル転移温度より低い温度の水を接触させて、植物体から該コーティング液を除去する工程を更に有する請求項5または6に記載の植物体コーティング方法。

【請求項8】 植物体への有用成分を植物体に付着させた後に、前記コーティング液を該植物体に付着させる請求項5または6に記載の植物体コーティング方法。

【請求項9】 植物体への有用成分を予め添加してなるコーティング液を、前記植物体に付着させる請求項5ま

たは6に記載の植物体コーティング方法。

【発明の詳細な説明】**【0001】**

【発明の属する技術分野】 本発明は、植物体（例えば、根、葉、茎、花、果実、種子等）への持続的コーティングが可能なコーティング剤に関する。

【0002】 本発明の植物体コーティング剤は、例えば、植物体の傷、接ぎ木部位あるいは葉の気孔等からの菌類、あるいは細菌やウイルス等の微生物の植物体への感染の防止用に；切り花、鉢植え植物体等の水分蒸散の抑制用に；受粉調節用に；植物体への活性を有する薬剤（農薬等）の効果の長期間持続用に；あるいは、有用微生物の植物体との共生の促進用等の種々の用途に好適に使用可能である。

【0003】

【従来の技術】 一般に、植物体の茎、葉等の表面には、不飽和脂肪酸類の重合物たるクチン（cutin）で構成された脂肪酸含有物質から成るクチクラ（cuticle）層がある。このクチクラ層は、菌類、細菌やウイルス等の病原微生物の感染から植物体を防御するのみならず、植物体からの過度の水分の蒸散を抑制する機能を有する。

【0004】 植物体表面が昆虫等の何らかの外的刺激に起因して損傷を受けた場合に生ずる破損クチクラ層、接ぎ木等の部位、あるいは生育期間中や植え替え時に破損した根等から、病原微生物の植物体への感染がしばしば生ずる。このような病原微生物の感染は、植物体の全身ないし局所的に該植物体に害を与えて、該植物体に種々の異常を引き起こすため、農業等の植物体育成の分野において大きな問題となっている。

【0005】 従来より、植物体育成の分野においては、病原微生物の感染から植物体を防御する目的で、殺菌剤、殺虫剤、忌避剤等の農薬が用いられてきた。特に、病原微生物が植物体に付着した後に、該植物体の傷口や気孔等を経由して植物体内へ進入する場合には、この病原微生物の繁殖拡大を防ぐために、農薬を植物体に対して散布する方法が行われてきた。

【0006】

【発明が解決しようとする課題】 しかしながら、葉、茎等の植物体表面に散布された薬剤は、降雨、灌水等で溶出、流亡したり、蒸発、揮散することによってその効果が長期間持続しないという問題を引き起こすのみならず、流亡した薬剤が、却って土壤汚染の原因にもなるという問題があった。上記の薬剤を植物体表面に効果的に付着、滞留させるために、界面活性剤を主成分とする各種の展着剤（spreading agent）も開発されているが、上記の問題を解決するには至っていない。

【0007】 植物体の根の場合にも、移植の工程で生じる機械的な損傷のみならず、栽培期間中に起こる根の周辺環境（例えば、水分量等）の大幅な変化に基づくストレスに起因して、根の耐病原菌感染力が低下し、該耐病

原菌感染力の低下に基づき植物体の根が感染する例がしばしば見られる。従来より、根や茎の基部からの感染を防止する目的で、薬剤を土壤に混合する方法、あるいは燻蒸剤を用いて土壤を燻蒸する方法が行われてきた。しかしながら、これらの土壤混合ないし燻蒸は、大量の農業を必要とすること、環境破壊型農業による汚染が避けがたいこと、動植物体に有害であること、降雨等で薬剤が溶出、流亡し易く長時間の効果が期待できないこと、更には、土壤中の有用微生物をも殺傷してしまうため生態系が崩れること、等のいくつかの大きな問題を有していた。

【0008】また従来においては、上記した病原微生物の感染防止用の農業のみならず、植物体の生長をコントロールする植物体生長調節物質も植物体表面に散布する方法で用いられてきたが、このような植物体生長調節物質の適用法においても、降雨、灌水等で該物質が溶出、流亡したり、蒸発、揮散することによって、その効果が長期間持続しないという大きな問題があった。

【0009】他方、近年において菌類や細菌類等の微生物の植物体に対する効果が注目されている。このような有用微生物としては、例えば、マメ科植物体等と共生関係を構築して窒素固定を行う根粒菌、ほとんどの被子植物体と共生関係を保ち、特に非力な土壤でリン酸吸収を助長するVA菌根菌、ラン科等の種子の発芽に必須な菌根菌等が挙げられる。

【0010】しかしながら、これらの有用微生物を単に土壤中に混入した場合には、圧倒的に高濃度で存在する土壤中の他の一般細菌の食料源となったり、該一般細菌によって有用微生物が駆逐されたりし易く、植物体内またはその周辺に有用微生物を定着させることは非常に困難であったため、従来においては有用微生物ないし共生菌の効果を有効に発揮させることができなかった。

【0011】また、近年において、異なる遺伝形質を有する植物体個体の交配に基づく雑種強勢を利用することによって、発芽能力、生長速度、収量、耐性等の点で優れた植物体を作り出した雑種第一代種子の生産が盛んに行われており、このような雑種第一代種子の生産は大きな産業に発展しつつある。しかしながら、一代雑種種子を作るためには、除雄、交配および自然交配防止処置等の非常に煩雑な作業が必要であるのみならず、該交配においては受精の確率が低いという問題があった。

【0012】本発明の目的は、上述した先行技術の欠点を解消した植物体コーティング剤ないし植物体コーティング方法を提供することにある。

【0013】本発明の他の目的は、植物体に対する有用成分を植物体表面に持続的に保持させることが可能な植物体コーティング剤ないし植物体コーティング方法を提供することにある。

【0014】本発明の他の目的は、植物体表面の傷からの病原微生物の感染を防止することが可能な植物体コー

ティング剤ないし植物体コーティング方法を提供することにある。

【0015】発明の更に他の目的は、切り花等の鮮度保存あるいは鉢植え植物体等の過度の水分蒸散を抑制することが可能な植物体コーティング剤ないし植物体コーティング方法を提供することにある。

【0016】本発明の更に他の目的は、植物体表面に直接、散布された農業類の効果を長期間に亘って維持することが可能な植物体コーティング剤ないし植物体コーティング方法を提供することにある。

【0017】本発明の更に他の目的は、植物体の主として根に有用微生物を共生させることが可能な植物体コーティング剤ないし植物体コーティング方法を提供することにある。

【0018】本発明の更に他の目的は、除雄、交配及び自然交配防止処置等の受粉調節に好適に使用可能な植物体コーティング剤ないし植物体コーティング方法を提供することにある。

【0019】

【課題を解決するための手段】本発明者らは鋭意研究の結果、特定のゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示し、且つ該ゾルーゲル転移温度より低い温度で水溶性を示すハイドロゲル形成性高分子を植物体コーティング剤として使用することが、上記の問題点の解決に極めて効果的なことを見出した。

【0020】本発明の植物体コーティング剤は上記の知見に基づくものであり、より詳しくは、その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子を少なくとも含む植物体コーティング剤であって；水の存在下、前記ゾルーゲル転移温度より低い温度で可逆的に液体状態（ゾル状態）を示し、且つ、ゾルーゲル転移温度より高い温度でゲル状態を示すことを特徴とするものである。

【0021】本発明によれば、更に、その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子と；水とを少なくとも含むコーティング液であって；該高分子をゾルーゲル転移の下限濃度より高い濃度で含有する植物体コーティング液を用い；該コーティング液を植物体の少なくとも一部に付着させ、ゾルーゲル転移温度より高い温度でゲル化させる工程と、ゾルーゲル転移温度より高い温度で、該ゲル化したコーティング液を植物体上で保持する工程とを少なくとも含む植物体コーティング方法が提供される。

【0022】本発明によれば、更に、その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子と；水とを少な

くとも含むコーティング液であって；該高分子をゾルーゲル転移の下限濃度より低い濃度で含有する植物体コーティング液を用い；該コーティング液を植物体の少なくとも一部に付着させ、水分の蒸発により固化させる工程と、該固化したコーティング液を植物体上で保持する工程とを少なくとも有することを特徴とする植物体コーティング方法が提供される。

【0023】本発明の植物体コーティング剤の水溶液（「水分散液」を包含する趣旨で用いる）は、ゾルーゲル転移温度より低い温度ではゾル状態（液体状態）であるため、植物体ないしはその一部（葉、茎、花、根、果実等）の表面ないし凹部に、散布、塗布等により付着させることが可能である。該植物体コーティング剤の水溶液を植物体に付着させた後に、周辺温度が該ゾルーゲル転移温度より高い温度に上昇した場合、または周囲温度を強制的に上昇させた場合には、通常は、該コーティング剤水溶液は植物体表面で速やかにゲル化する。このようにして植物体表面に生じたゲルは、ゾルーゲル転移温度より高い温度においては実質的に水不溶性の性質を保持するため、該ゲルは降雨、灌水等の水との接触においても溶解することなく、安定して植物体表面に滞留する。

【0024】従って、本発明のコーティング剤は、種々の植物体への有用成分と組み合わせ、好適に使用可能である。例えば、該コーティング剤を農薬と組み合わせ用いた場合には、植物体表面に散布、塗布等により付着した農薬含有のコーティング剤は、ゾルーゲル転移温度より高い温度でゲル層を形成する。該ゲル層は、降雨、灌水等による水との接触においても溶解せず、しかも植物体表面に密着しているために、農薬の溶出、流亡、蒸散、脱落等を効果的に防止するのみならず、該ゲルを通しての農薬の除放化も可能となる。

【0025】また、本発明の植物体コーティング剤水溶液を微生物（特に植物体にとっての有用微生物）と組み合わせ用いた場合には、例えば、根の表面に散布、塗布等により付着し微生物含有の植物体コーティング剤は、ゾルーゲル転移温度より高い温度で植物体表面にゲル層を形成する。該ゲル層は降雨、灌水等による水との接触においても溶解せず、しかも植物体表面に密着するために、微生物の脱落、流亡等が効果的に抑止される。これに加えて、該ゲルの存在により、例えば、土壤中に圧倒的な高濃度で存在する雑菌のゲル中への侵入が阻止ないし抑制されるため、植物体の表面あるいは近辺に、長期間活性を維持した状態で有用微生物を培養増殖させることが可能となり、このように増殖した有用微生物の側面からも根の生長を助長することが可能となる。

【0026】本発明のコーティング剤は、ゲル状となっても水、栄養素および酸素等を自由に透過させることができるため、（元々ゲル中に存在する）微生物は該ゲル中で生存および増殖が可能であるのみならず、ゲル中で

生存ないし増殖する有用微生物が産生する「植物体生長に有効な物質」は、該ゲルを通して植物体に供給可能となる。

【0027】更に、本発明のゲル状のコーティング剤においては、そのゾルーゲル転移が可逆的であるため、ゲル状態（微生物の生存にとって比較的厳しい環境）であっても、該ゲル内部の有用微生物がゆっくりとゲル内を移動することが可能である。したがって、有用微生物そのものを共生菌として根の内部に侵入させる（厳しい環境から好適な環境へ移動する）ことも可能となる。他方、本発明者の知見によれば、ゲル外部で増殖した微生物（病原性微生物を含む）のゲル内部への侵入（好適な環境から厳しい環境への移動）は、かなり困難であることが見出されている。この結果、本発明のコーティング剤ゲル中に人為的に添加された微生物の生存ないし増殖が可能一方で、ゲル外部の微生物（例えば、病原性微生物）のゲル内部への侵入を効果的に防止することが可能となる。

【0028】加えて、本発明の植物体コーティング剤は、受粉（特に、受精確率が低い雑種第一代種子の生産ないし育種に関連した煩雑・複雑な受粉）の効率向上ないし受粉制御工程の簡略化に好適に利用可能である。この受粉に際しては、例えば、雌ずいの柱頭に父系植物体の花粉を付けた後に、本発明の植物体コーティング剤水溶液を該柱頭に塗布してゲル層を形成させることによって、自家受粉および自然交配によるコンタミネーション（すなわち、目的外の花粉の柱頭への接触）を効果的に防止することが可能である。

【0029】また、受粉に際しては、父系植物体の花粉をあらかじめ分散させた本発明のコーティング剤水溶液を作製し、該コーティング剤水溶液を雌ずいの柱頭に塗布して該柱頭にゲル層を形成させた場合には、自家および自然受粉を阻止するのみならず、柱頭にコーティングされたゲル内で上記の父系植物体の花粉を発芽させ、柱頭に受精させることも可能となる。即ち、柱頭表面に形成された本発明の植物体コーティング剤は目的外の交配を効果的に防止するのみならず、柱頭の乾燥（花粉管の伸びを阻害する）をも効果的に抑制することを可能とする。

【0030】本発明のコーティング剤を構成する高分子のゾルーゲル転移温度は0℃～40℃の範囲であるため、植物体ないし微生物に対して何らの熱的損傷を与えることなく使用することが可能である。更に、本発明の植物体コーティング剤は該ゾルーゲル転移温度より高い温度では水不溶性であるため、農薬類、微生物等の有用成分を植物体表面に長期間滞留させることが可能である。

【0031】更に、本発明の植物体コーティング剤は該ゾルーゲル転移温度より低い温度では親水性ないし水溶性に変化するため、例えば、該コーティング剤が付着し

た植物体を冷水で洗浄することにより、該植物体や果実の表面から該コーティング剤自体、あるいは該コーティング剤中に含有される農薬類、微生物等を容易に除去することができ、したがって、果実等の収穫物における薬剤の残留性等の問題を容易に解決できる。

【0032】更に、本発明の植物体コーティング剤は水、栄養素、酸素等をその中に含有可能なハイドロゲルであるため、該ゲル中で有用微生物ないし花粉等の細胞が生存および増殖することができる。

【0033】

【発明の実施の形態】以下、必要に応じて図面を参照しつつ本発明を更に具体的に説明する。

【0034】（ゾルゲル転移温度）本発明に用いられる「ハイドロゲル形成性高分子」の「ゾルゲル転移温度」の定義および測定は、文献（H. Yoshioka ら、Journal of Macromolecular Science, A31(1), 113 (1994)）に記載された定義および方法に基づく。即ち、観測周波数 1 Hz における試料の動的弾性率を低温側から高温側へ徐々に温度を変化（1℃/1分）させて測定し、該試料の貯蔵弾性率（ G' 、弾性項）が損失弾性率（ G'' 、粘性項）を上回る点の温度をゾルゲル転移温度とする。一般に、 $G'' > G'$ の状態がゾルであり、 $G'' < G'$ の状態がゲルであると定義される。このゾルゲル転移温度の測定に際しては、下記の測定条件が好適に使用可能である。

【0035】＜動的・損失弾性率の測定条件＞

測定機器：商品名＝ストレス制御式レオメーター CSL 500、Carri-Med社製

試料溶液（ないし分散液）の濃度（ただし「ハイドロゲル形成性高分子」の濃度として）：10（重量）%

試料溶液の量：約 0.8 g

測定用セルの形状・寸法：アクリル製平行円盤（直径 4.0 cm）、ギャップ 600 μ m。

【0036】適用ストレス：線形領域内。

【0037】本発明の植物体コーティング剤を構成する「ハイドロゲル形成性高分子」は、その水溶液または水分散液が上記ゾルゲル転移温度より高い温度では流動性の乏しいゲル状（ハイドロゲル）となり、一方、該温度より低い温度ではゾル（ないし液状）となる特性を有する。

【0038】上記ハイドロゲル形成性高分子の水溶液は、0℃より高く、且つ 40℃以下のゾルゲル転移温度を有する。外気温度での降雨ないし灌水等で溶解せず、農薬類、微生物等の有用成分を植物体表面に長期間滞留させる点からは、該ゾルゲル転移温度は、25℃以下（更には 15℃以下）であることが好ましい。一方、ゾルゲル転移を示す下限濃度（後述する）より高い濃度でコーティングを行う場合には、該ゾルゲル転移温度は、5℃以上（更には 10℃以上）であることが好ましい。

【0039】このように好適なハイドロゲル形成性高分子は、植物体コーティング剤のゲル形成成分として使用可能な（前述した一般的特性を有する）種々の高分子の中から、上記したスクリーニング方法（ゾルゲル転移温度測定法）に従って容易に選択することができる。

【0040】（ハイドロゲル形成性高分子）本発明の植物体コーティング剤に使用可能なハイドロゲル形成性高分子は、0℃より高く 40℃以下のゾルゲル転移温度を有する限り特に制限されない。速やかなゲル化および水不溶性への変化が容易な点からは、該高分子は、その水溶液が 0℃以上 40℃以下の LCST（下限臨界共溶温度；Lower Critical Solution Temperature）を有する温度感応性高分子部分（ブロック）と、親水性高分子部分とが結合されてなる高分子であることが好ましく、該「LCSTを有する温度感応性高分子部分」が一分子中に複数存在する高分子であることが更に好ましい。

【0041】本発明に用いられる「その水溶液が LCSTを有する温度感応性高分子」部分とは、水に対する溶解度温度係数が負を示す高分子であり、低温にて生成する高分子と水分子との水素結合に依存する水和物（オキソニウムヒドロキッド）が高温で分解し、脱水和により高分子同士が凝集し沈殿する特徴を有する。

【0042】本発明において、LCSTとは、高分子の水和と脱水和の転移温度をいう（例えば、ヘスキンス（M. Heskins）らの J. Macromol. Sci.-Chem., A2 (8), 1441 (1968) 参照）。該温度感応性高分子部分は、LCSTより低い温度では親水性で水に可溶性であるが、LCSTより高い温度では疎水性となって水中で不溶性であって沈殿し、この変化は可逆的である。本発明においては、前述した高分子が生体表面の温度および「これより低い温度」に速やかに対応した可溶性－不溶性の可逆的变化を与える点からは、上記温度感応性高分子部分の LCSTは 0℃以上 40℃以下（更には 5～15℃）であることが好ましい。

【0043】上記 LCSTを有する高分子である限り、本発明においては上記温度感応性高分子として特に制限なく使用することが可能である。本発明に好適に使用可能な高分子としては、例えば、ポリN-置換アクリルアミド誘導体、ポリN-置換メタアクリルアミド誘導体、これらの共重合体；ポリプロピレンオキサイド、プロピレンオキサイドと他のアルキレンオキサイドとの共重合体；ポリビニルメチルエーテル、ポリビニルアルコール部分酢化物、ポリアルキレンオキサイド等が挙げられる。

【0044】本発明において好適な温度感応性高分子を、以下に LCSTが低い順に列挙する。

【0045】ポリ-N-アクリロイルピペリジン；ポリ-N-n-プロピルメタアクリルアミド；ポリ-N-イソプロピルアクリルアミド；ポリ-N, N-ジエチルアクリルアミド；ポリ-N-イソプロピルメタアクリルア

ミド；ポリーN-シクロプロピルアクリルアミド；ポリーN-アクリロイルピロリジン；ポリーN、N-エチルメチルアクリルアミド；ポリーN-シクロプロピルメタアクリルアミド；ポリーN-エチルアクリルアミド；上記の高分子は単独重合体（ホモポリマー）であってもよく、また上記重合体を構成する単量体と、他の単量体との共重合体であってもよい。このような共重合体を構成する他の単量体としては、親水性単量体、疎水性単量体のいずれを用いることもできる。

【0046】上記親水性単量体としては、N-ビニルピロリドン、ビニルピリジン、アクリルアミド、メタアクリルアミド、N-メチルアクリルアミド、ヒドロキシエチルアクリレート、ヒドロキシメチルメタアクリレート、ヒドロキシメチルアクリレート、酸性基を有するアクリル酸、メタアクリル酸及びそれらの塩、ビニルスルホン酸、スチレンスルホン酸等、並びに塩基性基を有するN、N-ジメチルアミノエチルメタクリレート、N、N-ジエチルアミノエチルメタクリレート、N、N-ジメチルアミノプロピルアクリルアミド及びそれらの塩等が挙げられるが、これらに限定されるものではない。

【0047】一方、上記疎水性単量体としては、エチルアクリレート、メチルメタクリレート、ヒドロキシエチルメタアクリレート、ブチルメタクリレート、グリンジルメタクリレート等のアクリレート誘導体およびメタクリレート誘導体、N-n-ブチルメタアクリルアミド等のN-置換アルキルメタアクリルアミド誘導体、塩化ビニル、アクリロニトリル、スチレン、酢酸ビニル等が挙げられるが、これに限定されるものではない。

【0048】一般的には、上記高分子に親水性単量体を共重合することにより、LCSTを上昇させることが可能となり、一方疎水性単量体を共重合することにより、LCSTを下降させることが可能となる。従って、これらの共重合成分（親水性単量体および／又は疎水性単量体）を選択することによっても、所望のLCSTを有する高分子を得ることができる。

【0049】一方、本発明において温度感応性高分子と結合させる親水性高分子としては、例えば、メチルセルロース、デキストラン、ポリエチレンオキサイド、ポリビニルアルコール、ポリN-ビニルピロリドン、ポリビニルピリジン、ポリアクリルアミド、ポリメタアクリルアミド、ポリN-メチルアクリルアミド、ポリヒドロキシメチルアクリレート、ポリアクリル酸、ポリメタクリル酸、ポリビニルスルホン酸、ポリスチレンスルホン酸およびそれらの塩、ポリN、N-ジメチルアミノエチルメタクリレート、ポリN、N-ジエチルアミノエチルメタクリレート、ポリN、N-ジメチルアミノプロピルアクリルアミドおよびそれらの塩等が挙げられる。

【0050】本発明に用いられる「ハイドロゲル形成性高分子」における、その水溶液がLCSTを有する高分子部分（A）と親水性高分子部分（B）とを結合してな

る共重合体の「結合様式」は特に制限されないが、例えば、AとBのブロック共重合体、ないし主鎖Aに側鎖Bが結合したグラフト共重合体、または主鎖Bに側鎖Aが結合したグラフト共重合体等の様式が好適に使用可能である。

【0051】LCSTを有する高分子部分と、親水性高分子部分とのブロック共重合体は、例えば予め両者に反応活性な官能基（水酸基、カルボキシル基、アミノ基、イソシアネート基等）を複数導入し、両者を化学反応により結合させることによって得ることが可能である。

【0052】また、一般にグラフト共重合体の合成法としては、1）重合体の連鎖移動反応を利用する方法、2）幹重合体に遊離基に分裂し得る官能基を導入し、該官能基から重合を開始する方法、3）幹重合体からイオン重合を開始せしめる方法等が知られている。本発明に使用すべきグラフト共重合体をこれらの方法によって得ることもできるが、側鎖の重合度を制御するという観点からは、LCSTを有する高分子部分中に1個の重合性官能基を導入し、親水性高分子部分を与える単量体と共重合させる；ないし、親水性高分子部分中に1個の重合性官能基を導入し、LCSTを有する高分子部分を与える単量体と共重合させることで得ることが有利である。

【0053】（分子量）植物体細胞および微生物に対して為害作用を有する可能性がある物質（例えば、分子量が10万より低い低分子量物質）に起因する障害をできる限り防止する点からは、本発明の植物体コーティング剤を構成する「ハイドロゲル形成性高分子化合物」の分子量は、大きい程有利である。より具体的には、本発明においては、上記「ハイドロゲル形成性高分子化合物」としては、その分子量が10万以上の分子を少なくとも含むものが好ましく用いられる。本発明において「分子量10万以上の高分子」とは、該高分子のゾル-ゲル転移温度より低い温度において、その水溶液（濃度：約1%）を分画分子量10万の限外濾過膜（アミコン社製、商品名：H1P100-43）を用いて限外濾過した際に、実質的に濾過されないものをいう。

【0054】ここに、「実質的に濾過されない」とは、原液の容量を1/3まで限外濾過濃縮した際に、濾液中に検出される該高分子の濃度が、原液中の該高分子の濃度の1/10以下であることをいう。この「実質的に濾過されない」ことは、例えば、原液と濾液中の高分子の濃度比をUV測定等により確認することが可能である。

【0055】上記した限外濾過に際しては、下記の実験条件が好適に使用可能である。

【0056】＜限外濾過の確認測定条件＞

高分子水溶液の原液量：約3000ml

限外濾過膜：アミコン社製、商品名：H1P100-43（ホローファイバー型）。

【0057】温度：「ハイドロゲル形成性高分子化合物」水溶液のゾル-ゲル転移温度より低い（好ましく

は、5℃以上低い) 温度。

限外濾過加圧：1 kg/cm²

循環流速：5 L (リットル) /min.

本発明に用いる「ハイドロゲル形成性高分子」の水溶液は、低温(ゾルーゲル転移より低い温度)では流動性のある水溶液状態を呈し、高温(ゾルーゲル転移より高い温度)では、流動性を失ってハイドロゲル状態を呈するという、熱可逆性ゾルーゲル転移を示す。本発明者の知見によれば、このような熱可逆性ゾルーゲル転移のメカニズムは、以下のように推定される。

【0058】すなわち、分子内に存在する温度感応性高分子部分のLCSTより低い温度では、該温度感応性高分子部分、親水性高分子部分ともに水溶性であるため、該「ハイドロゲル形成性高分子」は完全に水に溶解可能となる。しかしながら、この水溶液の温度を該LCSTより高い温度に昇温すると、該温度感応性高分子部分が非水溶性(疎水性)となり、疎水相互作用によって、別個の分子間で会合する。

【0059】他方、親水性高分子部分は該LCSTより高い温度においても水溶性を保つため、このような親水性高分子部分の存在が、上記「LCSTを有する高分子部分」間の凝集が巨視的な相分離に至ることを防止して、安定なハイドロゲル形成に寄与する。

【0060】このようにして生成したハイドロゲルの温度を、再び、分子内に存在する温度感応性高分子部分のLCSTより低い温度に冷却すると、該温度感応性高分子部分が水溶性となって疎水性会合による架橋点が解放され、ハイドロゲル構造が消失する。このため、本発明に用いる「ハイドロゲル形成性高分子」は再び、完全に水に溶解可能となる。このように、このゾルーゲル転移は、分子内に存在する温度感応性高分子部分のLCSTにおける可逆的な親水性-疎水性の変化に基づくものであるため、温度変化に対応して完全な可逆性を有する。

【0061】LCSTを有する温度感応性高分子部分と親水性高分子部分との組成、両高分子部分の疎水性度、親水性度、及び/又はそれらの分子量を調整することによって上記高分子のゾルーゲル転移温度、即ち、本発明の植物体コーティング剤のゾルーゲル転移温度が0℃以上40℃以下となるように制御することができる。上記においては、LCSTを有する高分子を用いる場合について説明したが、このLCSTを有しない場合においても、本発明に用いるハイドロゲル形成性高分子は、物理的な(可逆的な)二次結合力である疎水相互作用に基づいて可逆的にゾルーゲル転移する。

【0062】また、本発明者の知見によれば、該高分子水溶液に添加されるべき「他の成分」(例えば、農薬、微生物、pH調整剤等)を含んでいても、該ゾルーゲル転移温度を0℃以上40℃以下となるように制御することが可能である。

【0063】更に上記したように、本発明の植物体コー

ティング剤のゲル状態は物理的な(可逆的な)二次結合力である疎水相互作用に基づくため、架橋点の寿命は有限である。すなわち、ゾルーゲル転移温度より高い温度におけるゲル状態であっても、該ゲルはわずかに流動性を保持している。そのため、本発明のコーティング剤ゲル状態であっても、ゲル内部の有用微生物がゆつくりと移動することが可能であり、有用微生物そのものが共生菌として根の内部に侵入することも可能となる。

【0064】(ゾルーゲル転移の下限濃度) 温度変化に起因する上記ゾルーゲル転移現象は、コーティング剤の水溶液濃度にも依存する場合がある。即ち、該コーティング剤にはゾルーゲル転移を示す下限濃度があり、該下限濃度より低い濃度では、たとえ上記したゾルーゲル転移温度より高い温度であっても該コーティング剤水溶液はゲル化しない場合がある。

【0065】この下限濃度は、コーティング剤の分子量、化学組成等にも依存するが、通常は2wt%~15wt%の範囲内にある。したがって、上記したように植物体表面に散布ないし塗布した本発明の植物体コーティング剤水溶液を温度変化のみでゲル化させる場合には、該コーティング剤水溶液濃度を、少なくとも上記の下限濃度以上の濃度とすべきである。

【0066】植物体表面にコーティング剤水溶液を散布ないし塗布する場合には、該コーティング剤水溶液の粘度がある程度低い方が、該塗布等を容易である点で好ましい。より実際的な方法としては、コーティング剤水溶液の粘度を下げる為に該下限濃度より低いコーティング剤水溶液を植物体表面に散布ないし塗布した場合には、植物体表面で該コーティング剤水溶液の水分を自然に蒸散させることにより、該コーティング剤濃度を下限濃度以上にしてゲル化させることが挙げられる。下限濃度より低いコーティング剤水溶液を散布ないし塗布する場合は、該ゾルーゲル転移温度より高い温度でもゲル化しないため、いずれの温度でも(ゾルーゲル転移温度とは無関係に)植物体に散布ないし塗布できる点で、より実際的な方法である。

【0067】上記した2通りの方法等で散布ないし塗布することによって植物体表面に形成された本発明のコーティング剤のゲル層は、該ゾルーゲル転移温度より高い温度では、降雨ないし灌水により該ゲルに供給される水に溶解することなく長期間植物体表面に付着し、水分の過度の蒸散を有効に抑制する。また、本発明のコーティング剤が植物体表面の傷口ないし接ぎ木等の部位にコーティングされた場合には、ゲル外部の病原微生物のゲル内部への進入が困難であるため、該コーティング剤下の傷口への病原微生物進入が効果的に阻止され、したがって植物体の感染が有効に防止される。

【0068】(水不溶性) 本発明で用いるハイドロゲル形成性高分子は、そのゾルーゲル転移温度より高い温度(d℃)で実質的に水不溶性を示し、ゾルーゲル転移

温度より低い温度（e℃）で可逆的に水可溶性を示す。

【0069】上記した温度（d℃）は、ゾルーゲル転移温度より1℃以上高い温度であることが好ましく、2℃以上（特に5℃以上）高い温度であることが更に好ましい。また、上記「実質的に水不溶性」は、上記温度（d℃）において、水100mLに溶解する上記高分子の量で、5.0g以下（更には0.5g以下、特に0.1g以下）であることが好ましい。

【0070】一方、上記した温度（e℃）は、ゾルーゲル転移温度より1℃以上低い温度であることが好ましく、2℃以上（特に5℃以上）低い温度であることが更に好ましい。また、上記「水可溶性」とは、上記温度（e℃）において、水100mLに溶解（ないし均一に分散）する上記高分子の量が、0.5g以上（更には1.0g以上）であることが好ましい。更に「可逆的に水可溶性を示す」とは、上記ハイドロゲル形成性高分子の水溶液が、一旦（ゾルーゲル転移温度より高い温度において）ゲル化された後においても、ゾルーゲル転移温度より低い温度においては、上記した水可溶性を示すことをいう。

【0071】（高分子濃度）本発明の植物体コーティング剤（例えば、高分子水溶液の状態）におけるハイドロゲル形成性高分子の好適な濃度は、前記したようにコーティング方法によっても異なる。

【0072】すなわち、温度変化のみで該高分子溶液をゲル化させる場合には、高分子濃度は実質的にゾルーゲル転移が生じる濃度範囲内であれば特に制限されないが、植物体への適用容易性とゲル化の迅速性とのバランスの点からは、通常2wt%～15wt%（更には5wt%～10wt%）の範囲であることが好ましい。

【0073】一方、ゾルーゲル転移を示す下限濃度より低い濃度で植物体表面に植物体コーティング剤水溶液を散布ないし塗布し、該コーティング剤水溶液の水分を蒸散させてゲル化させる場合には、ゾルーゲル転移を示す下限濃度より低い濃度であれば特に制限されないが、通常0.01wt%～2wt%（更には0.1wt%～1wt%）の範囲であることが好ましい。

【0074】（分散媒）本発明において、上述した「ハイドロゲル形成性高分子」とともにハイドロゲルを構成する分散媒は、水ないし水性（aqueous）の液状媒体であることが好ましい。

【0075】ここに「水性の分散媒」は、溶液、分散液（ディスページョン、エマルジョン等）のいずれの形態であってもよい。植物体表面に対する為害性の点からは、水性媒体を水とともに構成する「他の液状媒体」（下記アルコール等）は、10%以下（更には5%以下）であることが好ましい。このような態様における「他の液状媒体」としては、例えば、エタノール等の1価アルコール、エチレングリコール等の2価アルコール、グリセリン等の3価アルコールを始めとする1価な

いし多価アルコールが好適に使用可能である。

【0076】（他の成分）本発明の植物体コーティング剤は、上述したハイドロゲル形成性高分子を少なくとも含むものであるが、必要に応じて、他の成分をも含有していてもよい。このような「他の成分」の種類ないし量比は、ハイドロゲル形成性高分子のゾルーゲル転移を実質的に阻害しないものである限り特に制限されない。より具体的には、該「他の成分」は生物、無生物のいずれであってもよく、また有機物、無機物のいずれであってもよい。このような「他の成分」の例としては、例えば、農薬、pH調製剤、肥料、植物生長調節物質、有用微生物、花粉などを挙げることができる。

【0077】以下、上記「他の成分」の典型的な例として、農薬、微生物、および／又は花粉を用いた態様について説明する。

【0078】（農薬）本明細書において、「農薬」とは、農作物を害する菌、線虫、ダニ、昆虫、ねずみ、その他の動植物体またはウィルスの防除に用いられる薬剤、農作物等の生理機能の増進または抑制に用いられる植物体生長調整剤、発芽促進または抑制剤、その他の薬剤を農薬と定義される（山下恭平ら共著「農薬の化学」第1頁、（株）文永堂、1980）。このような農薬として、より具体的には例えば、殺菌剤、殺虫剤、誘引剤、忌避剤、化学不妊剤、殺ダニ剤、殺線虫剤、殺ソ剤、除草剤、植物体生長調節物質および上記の薬剤の効力の維持、増強ないし施用を容易にするために添加される補助剤等を挙げることができる。

【0079】上記の「植物体生長調節物質」としては、例えば、オーキシシン、ジベレリン、サイトカイニン、アブシジン酸、エチレン等の植物体ホルモンおよび植物体ホルモンの働きを制御するホルモン型除草剤や非ホルモン型除草剤および植物体矮化剤等が挙げられる。

【0080】本発明の植物体コーティング剤水溶液中に農薬を含ませる態様においては、該コーティング剤水溶液中の高分子の濃度が上記した「下限濃度」より高い場合には、該ゾルーゲル転移温度より低い温度で、農薬を溶解、分散、懸濁等の方法によって該コーティング剤水溶液中に含ませることが可能である。

【0081】また該コーティング剤水溶液の濃度が「下限濃度」より低い場合には、いずれの温度においても、農薬を溶解、分散、懸濁等の方法によって該コーティング剤水溶液中に含ませることが可能である。

【0082】農薬を含有する植物体コーティング剤水溶液は、上記した方法と同様の方法で植物体表面に散布ないし塗布することにより、ゾルーゲル転移温度以上の温度で植物体表面にゲル層を形成させることができる。該ゲル層は降雨ないし灌水等では溶解せず、且つ植物体表面に密着するために、農薬の溶出、流亡、蒸散、脱落等を効果的に防止するのみならず、該ゲルを通して農薬の除放化が可能となる。

【0083】本発明のコーティング剤溶液への農薬の添加量は、該農薬の機能を発揮することが可能な量である限り特に制限されないが、該溶液1 mL中に、0.001 mg以上程度、更には0.01～3 mg程度であることが好ましい。

【0084】（微生物）本発明に好適に使用可能な微生物としては、菌類（カビ、酵母等）と細菌類が主に挙げられる。また「有用微生物」とは、人間の生活や生産活動に役立つ微生物であり、植物体に於いては、通常は、植物体と共生関係を構築している微生物であって、それが植物体に対して有効な物質（例えば植物体生長調節物質）を生産する、植物体の生長を阻害することなく植物体内および／又は植物体周辺に繁殖することで他の病原微生物の繁殖を抑制する、等の植物体にとって有用な機能を発揮する微生物をいう。

【0085】有用微生物の例としては、マメ科植物体等と共生関係を構築して窒素固定を行う根粒菌、ほとんどの植物体と共生関係を保ち、特に非力な土壌でリン酸吸収を助長する菌根菌、中でも、特にVA菌根菌、ラン科等の種子の発芽に必須な菌根菌、共生関係を構築して養水分の吸収を助ける内性菌根菌等が挙げられる。

【0086】本発明の植物体コーティング剤水溶液に微生物（例えば、植物体にとっての有用微生物）を含有させる態様においては、該コーティング剤水溶液中のコーティング剤の濃度が上記の「下限濃度」より高い濃度の場合には、ゾルーゲル転移温度より低い温度で微生物を該水溶液中に分散させることができる。

【0087】他方、該コーティング剤濃度が上記の下限濃度より低い場合には、いずれの温度でも微生物を該コーティング剤水溶液中に分散させることが可能である。微生物の活性を高めたり、増殖させる目的で、必要に応じて、該コーティング剤水溶液に各種の栄養分を添加してもよい。

【0088】微生物を含む植物体コーティング剤水溶液を上記した方法と同様の方法で植物体、例えば根の表面に散布ないし塗布することができ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で植物体表面にゲル層を形成させることができる。該ゲル層は降雨ないし灌水等では溶解せず、且つ植物体表面に密着するために、微生物の脱落、流亡等が効果的に抑止されるのみならず、例えば土壌中に圧倒的な高濃度で存在する雑菌のゲル中への侵入が阻止されるため、植物体の表面ないし近辺に長期間、活性を維持した状態で有用微生物を培養増殖させることが可能であり、この微生物が根の生長を助長することが可能となる。

【0089】本発明のゲル状のコーティング剤は水、栄養素および酸素等を自由に透過させることができ、微生物はゲル中で生存および増殖が可能である一方、有用微生物が産生する植物体生長に有効な物質はゲルを通して植物体に供給される。更に本発明のゲル状のコーティン

グ剤はゾルーゲル転移が可逆的なため、ゲル状態であってもゲル内部の有用微生物がゆっくりと移動することが可能であり、有用微生物そのものが共生菌として根の内部に侵入することもできる。

【0090】本発明のコーティング剤溶液への微生物の添加量は、該微生物が植物体に対して有用性を発揮することが可能な量である限り特に制限されないが、該溶液1 mL中に、100個以上程度、更には1,000～1,000,000個程度であることが好ましい。

【0091】（花粉）本発明の植物体コーティング剤水溶液に花粉を含有させる態様は、雑種第一代種子の生産ないし育種に関連した工程であって、手間がかかり、しかも複雑な受粉制御工程の簡略化において、特に好適に利用可能である。

【0092】例えば、雌ずいの桂頭に父系植物体の花粉を付けた後に、本発明の植物体コーティング剤水溶液を塗布しゲル層を形成させることによって、自家受粉および自然交配によるコンタミネーションを効果的に防止することが可能である。また父系植物体の花粉をあらかじめ分散させた本発明のコーティング剤水溶液を作製し該コーティング剤水溶液を雌ずいの桂頭に塗布することにより、ゲル層を形成させ、自家および自然受粉を阻止するのみならず、父系植物体の花粉を桂頭にコーティングされたゲル内で培養し受精させることが可能である。即ち、桂頭表面に形成された本発明の植物体コーティング剤は目的以外の交配を効果的に防止するのみならず花粉管の伸びを阻害する桂頭の乾燥をも効果的に抑制することが可能である。

【0093】本発明のコーティング剤溶液への花粉の添加量は、受粉可能な量である限り特に制限されないが、該溶液1 mL中に、10個以上程度、更には100～1000,000個程度であることが好ましい。

【0094】以下に実施例を示し、本発明を具体的に説明するが、本発明は以下の実施例によって限定されるものではない。

【0095】

【実施例】

実施例1

（ハイドロゲル形成性高分子の合成）N-イソプロピルアクリルアミド（イーストマンコダック社製）10.2 gと、N-アクリロキシスクシンイミド（国産化学（株）製）1.71 gとを反応容器内のクロロホルム400 mLに溶解し、該反応容器内を窒素で置換した後、N, N'-アゾビスイソブチロニトリル0.135 gを加えて、60℃で、6時間重合させた。反応終了後、反応生成物をロータリーエバポレータを用いて減圧下で約50 mLまで濃縮し、次いで得られた残渣をジエチルエーテル100 mL中に沈殿させた。得られた沈殿を濾過により分離した後、約40℃で約24時間真空乾燥して、8.8 gのポリ（N-イソプロピルアクリルアミド-

-c-o-N-アクリロキシスクシンイミド)を得た。

【0096】上記により得たポリ(N-イソプロピルアクリルアミド-c-o-N-アクリロキシスクシンイミド) 1.0 gと、両末端アミノ化ポリエチレンオキシド(分子量6,000、川研ファインケミカル(株)製) 0.5 gとを、クロロホルム100 mLに溶解し、室温で終夜(約10時間)反応させた。次いで、イソプロピルアミン0.1 gを加え、25℃で終夜(約10時間)放置した。

【0097】得られた反応生成物をロータリーエバポレータを用いて減圧下で濃縮、約40℃で約24時間真空乾燥した後、蒸留水1000 mLに溶解し、分画分子量10万のホローファイバー型限外濾過膜(アミコン社製、商品名:H1P100-43)を用いて10℃で300 mLまで濃縮した。該濃縮液に蒸留水700 mLを加えて希釈し、上記希釈操作を再度行った。

【0098】上記の希釈、限外濾過濃縮操作を更に5回繰り返し、分子量10万より低いものを限外濾過により除去した。この限外濾過により濾過されなかったもの(限外濾過膜内に残留したもの)を回収して、凍結乾燥して、約40℃で約10時間真空乾燥したところ、1.3 gの「ハイドロゲル形成性高分子 I」が得られた。

【0099】このようにして得た「ハイドロゲル形成性高分子 I」1 gを、9 gの蒸留水に室温で溶解して、濃度10 wt %の高分子水溶液を得た。得られた水溶液のゾル-ゲル転移温度を、Carri-Med社製のストレス制御式レオメーターCSL500を用いて、上述した方法で貯蔵弾性率(G' 、弾性項)が損失弾性率(G'' 、粘性項)を上回る点の温度として測定したところ、該ゾル-ゲル転移温度は35℃であった。

【0100】実施例2

N-イソプロピルアクリルアミド 9.61 gと、N-アクリロキシスクシンイミド 1.71 gと、n-ブチルメタクリレート 1.45 gとを、反応容器中でクロロホルム400 mLに溶解し、該反応容器中を窒素で置換した後、N,N'-アゾビスイソブチロニトリル 0.135 gを加えて、60℃で、6時間重合させた。得られた反応生成物を減圧下で約50 mLまで濃縮した後、ジエチルエーテル1000 mL中に沈殿させた。得られた沈殿を濾過により分離した後、約40℃で約24時間真空乾燥して、7.8 gのポリ(N-イソプロピルアクリルアミド-c-o-N-アクリロキシスクシンイミド-c-o-n-ブチルメタクリレート)を得た。

【0101】上記により得たポリ(N-イソプロピルアクリルアミド-c-o-N-アクリロキシスクシンイミド-c-o-n-ブチルメタクリレート) 1.0 gと、両末端アミノ化ポリエチレンオキシド(分子量6,000、川研ファインケミカル(株)製) 0.5 gとを、クロロホルム100 mLに溶解し、室温で終夜(約10時間)反応させた後、イソプロピルアミン0.1 gを加え、約

25℃で終夜(約10時間)放置した。得られた反応生成物をロータリーエバポレータを用いて減圧下で濃縮、約40℃で約24時間真空乾燥した後、蒸留水1000 mLに溶解し、分画分子量10万のホローファイバー型限外濾過膜(アミコン社製、H1P100-43)を用いて10℃で300 mLまで濃縮した。該濃縮液に蒸留水700 mLを加えて希釈し、上記希釈操作を再度行った。上記の希釈、限外濾過濃縮操作を更に5回繰り返し、分子量10万より低いものを除去した。この限外濾過により濾過されなかったもの(限外濾過膜内に残留したもの)を回収して凍結乾燥して、「ハイドロゲル形成性高分子 II」1.3 gを得た。

【0102】上記により得た「ハイドロゲル形成性高分子 II」1 gを、9 gの蒸留水に氷冷下で溶解した。この水溶液のゾル-ゲル転移温度を実施例1と同様の方法で測定したところ、該ゾル-ゲル転移温度は12℃であった。

【0103】実施例3

両末端アミノ化ポリエチレンオキシド(分子量6,000、川研ファインケミカル(株)製) 3 gをクロロホルム100 mLに溶解した後、ジイソシアン酸トリレン(コロネートT65、日本ポリウレタン工業(株)製) 0.1 gと、末端に1級アミノ基を有するトリアミノポリプロピレンオキシド(平均分子量約3000、米国ジェファークミカル社製:ジェファーマンT-3000) 1 gとを加え、室温で5分反応させた。次いで、イソプロピルアミン1 gを加え、室温で終夜(約10時間)反応させた。溶媒を減圧下で留去して、「ハイドロゲル形成性高分子 III」4.1 gを得た。

【0104】上記により得た「ハイドロゲル形成性高分子 III」1 gを、9 gの蒸留水に氷冷下で溶解した。この水溶液のゾル-ゲル転移温度を実施例1と同様の方法で測定したところ、該ゾル-ゲル転移温度は15℃であった。

【0105】実施例4

両末端アミノ化ポリエチレンオキシド(分子量6,000、川研ファインケミカル(株)製) 30 gをクロロホルム1000 mLに溶解した後、ジイソシアン酸トリレン(コロネートT65、日本ポリウレタン工業(株)製) 1 gと、末端に1級アミノ基を有するトリアミノポリプロピレンオキシド(平均分子量約5000、米国ジェファークミカル社製:ジェファーマンT-5000) 17 gとを加え、室温で5分反応させた。次いで、イソプロピルアミン10 gを加え、室温で終夜(約10時間)反応させた。溶媒を減圧下で留去して、「ハイドロゲル形成性高分子 IV」48 gを得た。

【0106】上記により得た「ハイドロゲル形成性高分子 IV」1 gを、9 gの蒸留水に氷冷下で溶解した。この水溶液のゾル-ゲル転移温度を実施例1と同様の方法で測定したところ、該ゾル-ゲル転移温度は9℃であっ

た。

【0107】実施例5

片末端に1級アミノ基を有するポリプロピレンオキシド（平均分子量約2000、米国ジェファソンケミカル社製：ジェファミンM-2005）20gを四塩化炭素50mLに溶解した後、アクリル酸クロライド（国産化学（株）製）0.91gと、トリエチルアミン1.38mLとを加えて、室温で終夜（約10時間）反応させた。反応により生成した固形分を濾過で分離した後、濾液から溶媒を減圧下で留去して、片末端に重合性官能基を導入したポリプロピレンオキシドモノアクリルアミド体20gを得た。

【0108】上記により得たポリプロピレンオキシドモノアクリルアミド体10gと、アクリルアミド20gとを反応容器内で蒸留水970mLに氷冷下で溶解し、該反応容器内を窒素で置換した後、過硫酸アンモニウム0.3gとテトラメチルエチレンジアミン200μLとを加え、氷冷・窒素雰囲気下で終夜（約10時間）反応させた。

【0109】得られた反応液を蒸留水で3Lに希釈し、分画分子量10万のホローファイバー型限外濾過膜（アミコン社製H1P100-43）を用いて10℃で1Lまで濃縮した。該濃縮液に蒸留水2Lを加えて希釈し、上記希釈操作を再度行った。上記の希釈、限外濾過濃縮操作を更に5回繰り返して、分子量10万より低いものを除去した。この限外濾過により濾過されなかったもの（限外濾過膜内に残留したもの）を回収し凍結乾燥して、ポリアクリルアミド主鎖にポリプロピレンオキシド側鎖を結合してなる、分子量10万以上の「ハイドロゲル形成性高分子V」27gを得た。

【0110】上記により得た「ハイドロゲル形成性高分子V」1gを、9gの蒸留水に氷冷下で溶解した。この水溶液のゾルゲル転移温度を実施例1と同様の方法で測定したところ、該ゾルゲル転移温度は20℃であった。

【0111】実施例6

N-イソプロピルアクリルアミド37gと、n-ブチルメタクリレート3gと、ポリエチレンオキシドモノアクリレート（分子量4,000、日本油脂（株）製：PME-4000）28gとを、ベンゼン340mLに溶解した後、2,2'-アゾビスイソブチロニトリル0.8gを加え、60℃で6時間反応させた。得られた反応生成物にクロロホルム600mLを加えて溶解し、該溶液をエーテル20Lに滴下して沈殿させた。得られた沈殿を濾過により回収し、該沈殿を約40℃で24時間真空乾燥した後、蒸留水6Lに再び溶解し、分画分子量10万のホローファイバー型限外濾過膜（アミコン社製、H1P100-43）を用いて10℃で2Lまで濃縮した。該濃縮液に蒸留水4Lを加えて希釈し、上記希釈操作を再度行った。上記の希釈、限外濾過濃縮操作を更に

5回繰り返して、分子量10万より低いものを除去した。この限外濾過により濾過されなかったもの（限外濾過膜内に残留したもの）を回収して凍結乾燥し、分子量10万以上の「ハイドロゲル形成性高分子VI」60gを得た。

【0112】上記により得た「ハイドロゲル形成性高分子VI」1gを、9gの蒸留水に氷冷下で溶解した。この水溶液のゾルゲル転移温度を実施例1と同様の方法で測定したところ、該ゾルゲル転移温度は25℃であった。

【0113】実施例7

三角フラスコ（柴田ハリオ硝子（株）製、容量500mL）中に、ハイボネックス培地（商品名：ハイボネックス7-6-19、ハイボネックスジャパン（株）製、3.5g/L、シュクロース20g/L、バナナ100g/L、寒天6g/Lを含有）を200mL分注し、オートクレープ滅菌（121℃、1.2Kg/cm²、20分）した後、室温にて放置し固化させた。上記滅菌後の培地に、約2cmに伸長した蘭の幼苗たるYT57（Cym. LOVELY ANGEL "The Two Virgins"）を上記のフラスコ1個当たり25本の割合で移植し、培養室（25℃、3000Lux、16時間の日長）内で、無菌的に4カ月間培養した。得られたYT57の苗を培地ごとフラスコから取り出し、流水下で苗の根に付着している培養液を含む寒天を除去した後、最大葉長が14～15cmで新鮮重1.8gの苗を多数選定した。

【0114】一方、実施例2で作成した「ハイドロゲル形成性高分子II」10gを、8℃に冷却した100mLの粉末園芸用肥料溶液（商品名：ハイボネックス20-20-20、ハイボネックスジャパン（株）製、0.5g/L）に添加、攪拌溶解した。

【0115】次いで、選別したYT57の根部全体を上記で得た高分子溶液中に2秒間浸漬した後、引き上げて常温（25℃）に戻したところ、該溶液は完全にゲル化し、根表面にコーティングされた。市販のグロウエルMO2（有限会社 向山蘭園、ニュージーランド産パーク）とバボ（有限会社 向山蘭園 北欧産ビートモス）を8：2（体積比）で混合したものを支持体として、上記で得られた苗10本を黒ビニールポット（直径12cmφ、兼弥商店）に植替え、温室内（温度：18～30℃）で通常の栽培（灌水の頻度：1度/2日）を行った。

【0116】上記の栽培開始から50日後、容器から苗を取り出し新鮮重を計測したところ、平均2.98g/1本であった。外観上、根の生育は旺盛で、植出し（植え替え）時の傷害、根先端部の枯死も殆どなく、茎葉部も葉色が濃く苗全体の生長は順調であった。

【0117】比較例1

「ハイドロゲル形成性高分子II」の根へのコーティングを行わなかった以外は実施例7と同様にして、選別

したYT57の苗10本を、黒ビニールポット（直径12cmφ、兼弥商店）に植替え、温室内で通常の栽培を行った。この植え替えの際の支持体としては、市販のグローウェルMO2（有限会社 向山蘭園、ニュージーランド産パーク）とバボ（有限会社 向山蘭園 北欧産ピートモス）を8：2（体積比）で混合したものをを用いた。

【0118】上記の栽培開始から50日後、容器から苗を取り出し新鮮重を計測したところ、平均2.58g/1本であった。外観上、根の先端や中途部分が褐変枯死しているものが全ての根中で30%（30本/100本）程度見受けられた。茎葉部は葉色が薄く苗全体の生長は緩慢であった。

【0119】本発明者の知見によれば、本比較例のこのような根の褐変枯死の原因は、根への雑菌の侵入および繁殖によるものと推定される。

【0120】実施例8

三角フラスコ（柴田ハリオ硝子（株）製、容量300mL）中に、MS培地（Murashige&Skoog培地、BA（6-Benzylaminopurine、和光純薬製）1mg/L、寒天10g/Lを含む）を80mL分注し、オートクレーブ滅菌（121℃、1.2Kg/cm²、20分）した後、室温にて放置して固化させた。上記滅菌後の培地に、1～2cmに分枝伸長したリングの幼苗たる“フジ”を、上記フラスコ1個当たり15本の割合で移植し、培養室（25℃、2000Lux、12時間の日長）内で、無菌的に2カ月間培養した。得られた苗をフラスコから取り出し、流水下で苗に付着している培養液を含む寒天を除去した。この時点で根の伸長しているフジ苗の個体は全くなかった。

【0121】次に、実施例2で作成した「ハイドロゲル形成性高分子II」10gを、8℃に冷却したIBA（β-インドール酪酸、和光純薬製）0.5mg/L溶液100mLに添加し、攪拌して溶解した。該溶液中に、上記で得たフジ苗の基部（先端から約10mm）を約10秒間浸漬した後引き上げて、常温（25℃）に戻したところ、該溶液は完全にゲル化し、フジ苗の基部にコーティングされた。

【0122】滅菌済みのバーミキュライト（中国製、相沢商店）を支持体として、上記で得た苗10本ずつ（合計100本）を、薄いプラスチック容器（13×8×5cm）に植替え、次いで同じプラスチック容器で蓋をした後、該容器（蓋）の上部に線香の火で毎日1個の穴をあけ、培養室（25℃、2000Lux、12時間の日長）内で順化した。

【0123】順化開始から50日後に、上記容器から苗を取り出して発根状況を調査したところ、発根が確認できた個体の割合は90%（100個体中90個体）に達した。

【0124】比較例2

実施例8と同様にして得られたフジの苗の基部（先端から約10mm）をIBA0.5mg/L溶液中に約10秒間浸漬した後引き上げて、常温（25℃）で乾燥させた。該苗を10本ずつ100本、実施例8と同様に培養室内で順化させた。

【0125】順化開始から50日後、容器から苗を取り出して発根状況を調査したところ、発根が確認できた個体の割合は70%（100個体中70個体）であった。

【0126】実施例9

山梨県塩山市の有限会社 向山蘭園の温室で10年以上栽培されているDLA（DAINLEY "Lovely Ai"）の根を約3cmに切断し、次亜塩素酸ナトリウム溶液（有効塩素0.5%、Tween20 0.1%添加）に10分間浸漬、振盪して表面を殺菌した。次いで、上記DLAの根を安全かみそりを用いて縦に2分割し、実施例7で用いたハイポネックス培地上に置床した。数日後、該ハイポネックス培地上には、カビやバクテリアのコロニーが観察された。このようなコロニーの中で、不完全菌類と思われる菌糸のみを形成するコロニーのみを選抜し、継代を繰り返すことにより、菌株2系統を最終的に選抜した。

【0127】次いで、実施例7で用いたハイポネックス培地で3カ月培養したYT57のフラスコ中に、上記2系統の菌糸を白金耳を用いてそれぞれ無菌的に接種し、更に1ヶ月後根の横断面を顕微鏡下で観察したところ、上記菌株2系統のいずれを用いた場合にも、YT57の根の内部に菌糸が伸長していることが確認された。

【0128】一方、無菌的にバレイショ・ブドウ糖培地で培養した上記菌株2系統それぞれ100mg程度を、それぞれ実施例2で作成した「ハイドロゲル形成性高分子II」10gを8℃に冷却した100mLの粉末園芸用肥料溶液（商品名：ハイポネックス20-20-20、ハイポネックスジャパン（株）製、0.5g/L）に添加して、攪拌溶解した。このようにして得た溶液中に、選別したYT57の根部全体を浸漬した後引き上げて、常温（25℃）に戻したところ、該溶液は完全にゲル化し、菌糸と共にYT57の根表面にコーティングされた。

【0129】市販のグローウェルMO2（有限会社 向山蘭園、ニュージーランド産パーク）とバボ（有限会社 向山蘭園 北欧産ピートモス）を8：2（体積比）で混合したものを支持体として、上記により得たYT57の苗10本を黒ビニールポット（直径12cmφ、兼弥商店）に植替え、温室内で通常の栽培を行った。

【0130】栽培開始から50日後、容器から苗を取り出し外観を観察したところ、根の生育は旺盛で、茎葉部も葉色が濃く苗全体の生長は順調であった。また、根の横断面を顕微鏡（倍率：200倍）で観察したところ、根周辺にコーティングしたゲル内部と根内部に該2系統の菌糸がそれぞれ伸長しているのが確認された。

【0131】比較例3

「ハイドロゲル形成性高分子 II」を根に付着させなかった以外は実施例7と同様の方法で、選別したYT57の苗10本を黒ビニールポット（直径12cmφ、兼弥商店）に植替え、温室内で通常の栽培を行った。この植え替えの際の支持体としては、市販のグローウェルMO2／バボを8：2（体積比）で混合したものを用いた。

【0132】栽培開始から50日後、容器から苗を取り出し、外観を観察したところ、茎葉部は葉色が薄く苗全体の生長は緩慢であった。また、根の横断面を顕微鏡（倍率：200倍）で観察したが、菌糸は観察されなかった。

【0133】比較例4

菌株を添加した「ハイドロゲル形成性高分子 II」を根に付着させなかった以外は実施例7と同様の方法で、YT57の苗10本を選別し、無菌的にバレイショ・ブドウ糖培地中で培養した上記菌株2系統それぞれ100mg程度をそれぞれ根に付着させた。市販のグローウェルMO2／バボを8：2（体積比）で混合したものを支持体として、上記のYT57の苗を黒ビニールポット（直径12cmφ、兼弥商店）に植替え、温室内で通常の栽培を行った。

【0134】栽培開始から50日後、容器から苗を取り出し、外観を観察したところ、茎葉部は葉色が薄く苗全体の生長は緩慢であった。また、根の横断面を顕微鏡（倍率：200倍）で観察したが、菌糸は殆ど見られなかった。

【0135】実施例10

実施例2で作成した「ハイドロゲル形成性高分子 II」0.5gを、8℃に冷却した100mLの水道水に添加し、攪拌した。該溶液を市販のスプレー容器（商品名：ジョイスプレーA型、株式会社リッチェル製）に入れ、実施例7で選定したYT57の茎葉部に噴霧（苗1本につき約5cc）した。該溶液は徐々に乾燥し、上記「ハイドロゲル形成性高分子 II」はYT57の茎葉部表面にコーティングされた。

【0136】市販のグローウェルMO2（有限会社 向山蘭園、ニュージーランド産パーク）とバボ（有限会社 向山蘭園 北欧産ビートモス）を8：2（体積比）で混合したものを支持体として、上記により得たYT57の苗を黒ビニールポット（直径12cmφ、兼弥商店）に植替え、温室内で通常の栽培を行った。

【0137】栽培開始から1週間後、地上部の外観を観察したところ、葉先の枯れは殆どなかった。

【0138】比較例5

「ハイドロゲル形成性高分子 II」の茎葉部への噴霧を行わなかった以外は実施例10と同様の方法で、選別したYT57の苗を黒ビニールポット（直径12cmφ、兼弥商店）に植替え、温室内で通常の栽培を行った。この植え替えの際の支持体としては、市販のグローウェル

MO2（有限会社 向山蘭園、ニュージーランド産パーク）とバボ（有限会社 向山蘭園 北欧産ビートモス）を8：2（体積比）で混合したものを用いた。

【0139】栽培開始から1週間後、地上部の外観を調査したところ、葉先の枯れている個体が多数見られた。本発明者の知見によれば、本比較例において葉先の枯れが観察されたのは、クチクラ層が未発達で葉の表面から水分が蒸散し、乾燥したものと推定される。

【0140】実施例11

実施例2で作成した「ハイドロゲル形成性高分子 II」5gを、8℃に冷却した50ccの水に添加し、攪拌溶解した。

【0141】一方、パンジー・ニュー クリスタル'の雌ずいの柱頭に、パンジー・マキシム'の花粉を人工的に受粉（柱頭に付着）させた後、上記で得た高分子水溶液を、ふでを用いて柱頭に塗布した（柱頭1本当たり高分子水溶液が1mL程度）。

【0142】上記受粉から20日後に、同様の方法で交配した10鞘を収穫して、実施例7で用いたバボ（ビートモス）上に播種し、温室で通常の栽培管理をしたところ、発芽率が良く（70%）、生育が旺盛で、開花した花も概ね均一であった。

【0143】比較例6

自然交雑したパンジー（'ニュー クリスタル'×花粉親不明）10鞘を収穫して、実施例11と同様に播種したところ、発芽率は良かった（70%）ものの、生育にばらつきがあり、花色、大きさ、形等もばらついていた。

【0144】本発明者の知見によれば、このように本比較例において鞘の生育ないし花色、大きさ、形等がばらついていたのは、自家受粉および自然交配によるコンタミネーションによるものと推定される。

【0145】実施例12

実施例2で作成した「ハイドロゲル形成性高分子 II」0.5gを8℃に冷却した100ccの水に添加攪拌した後、常温に戻し、事前に採取しておいたスモモ・ビューティー'の花粉を混合した。該花粉の濃度は、100個／1ccであった。

【0146】一方、露地で栽培したスモモ・ソルダム'が開花してから5日後に、前記花粉含有の高分子溶液を、実施例10で用いたスプレーを用いて、花全体に向けて噴霧した。1花当たりの噴霧量は約1ccであった。

【0147】該噴霧から1ヶ月後に果実を形成したものは、20%（100花中20花）に達した。

【0148】比較例7

前記スモモ・ソルダム'において、実施例12の人工的な受粉作業（高分子溶液の噴霧）を行わなかった花の果実形成率は、2%（100花中2花）と低かった。

【0149】

【発明の効果】上述したように本発明によれば、その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子を少なくとも含む植物体コーティング剤であって；水の存在下、前記ゾルーゲル転移温度より低い温度で可逆的に液体状態（ゾル状態）を示し、且つ、ゾルーゲル転移温度より高い温度でゲル状態を示す植物体コーティング剤が提供される。

【0150】本発明によれば、更に、その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子と；水とを少なくとも含むコーティング液であって；該高分子をゾルーゲル転移の下限濃度より高い濃度で含有する植物体コーティング液を用い；該コーティング液を植物体の少なくとも一部に付着させ、ゾルーゲル転移温度より高い温度でゲル化させる工程と、ゾルーゲル転移温度より高い温度で、該ゲル化したコーティング液を植物体上で保持する工程とを少なくとも含む植物体コーティング方法が提供される。

【0151】本発明によれば、更に、その水溶液が0℃より高く40℃以下であるゾルーゲル転移温度を有し、且つ、該ゾルーゲル転移温度より高い温度で実質的に水不溶性を示すハイドロゲル形成性高分子と；水とを少なくとも含むコーティング液であって；該高分子をゾルーゲル転移の下限濃度より低い濃度で含有する植物体コーティング液を用い；該コーティング液を植物体の少なく

とも一部に付着させ、水分の蒸発により固化させる工程と、該固化したコーティング液を植物体上で保持する工程とを少なくとも有することを特徴とする植物体コーティング方法が提供される。

【0152】本発明の植物体コーティング剤の水溶液は、ゾルーゲル転移温度より低い温度ではゾル状態（液体状態）であり、植物体ないしはその一部（葉、茎、花、根、果実等）の表面に散布あるいは塗布することが可能であり、しかも温度変化によって容易且つ迅速に植物体表面でゲル化する。このゲルは温度がゾルーゲル転移温度より高い温度であれば実質的に水不溶性の性質を保持するため、該ゲルは降雨あるいは灌水等で溶解することなく、安定して植物体表面に滞留する。

【0153】したがって、本発明のコーティング剤を農薬等の薬物、微生物、花粉等の植物体に対する有用成分と組み合わせて用いることにより、降雨、灌水等による該有用成分の溶出、流亡、蒸散、脱落等が効果的に防止されて有用成分の植物体表面での長期間の滞留が可能となるのみならず、該ゲルを通しての該有用成分の除放化も可能となる。

【0154】他方、本発明の植物体コーティング剤はゾルーゲル転移温度より低い温度では速やかに水溶性に変化するため、例えば、該コーティング剤が付着した植物体を冷水で洗浄することにより、該植物体や果実の表面から不要となったコーティング剤自体、あるいは農薬類、微生物等の添加成分を容易に除去することができ、したがって、果実等の収穫物における薬剤の残留性等の問題を解決することが容易となる。

【公報種別】特許法第17条の2の規定による補正の掲載

【部門区分】第3部門第2区分

【発行日】平成16年9月2日(2004.9.2)

【公開番号】特開平10-77201

【公開日】平成10年3月24日(1998.3.24)

【出願番号】特願平8-233274

【国際特許分類第7版】

A 0 1 N 25/04

A 0 1 N 3/02

A 0 1 N 25/24

A 0 1 N 25/34

【F I】

A 0 1 N 25/04 1 0 3

A 0 1 N 3/02

A 0 1 N 25/24

A 0 1 N 25/34 Z

【手続補正書】

【提出日】平成15年8月21日(2003.8.21)

【手続補正1】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】0035

【補正方法】変更

【補正の内容】

【0035】

<動的・損失弾性率の測定条件>

測定機器：商品名＝ストレス制御式レオメーターCSL500、Carri-Med社製

試料溶液（ないし分散液）の濃度（ただし「ハイドロゲル形成性高分子」の濃度として）

：10質量（重量）%

試料溶液の量：約0.8 g

測定用セルの形状・寸法：アクリル製平行円盤（直径4.0 cm）、ギャップ600 μm。

【手続補正2】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】0057

【補正方法】変更

【補正の内容】

【0057】

温度：「ハイドロゲル形成性高分子化合物」水溶液のゾルーゲル転移温度より低い（好ましくは、5℃以上低い）温度。

限外濾過加圧：98066.5 Pa (1 kg/cm²)

循環流速：5 L（リットル）/min.

本発明に用いる「ハイドロゲル形成性高分子」の水溶液は、低温（ゾルーゲル転移より低い温度）では流動性のある水溶液状態を呈し、高温（ゾルーゲル転移より高い温度）では、流動性を失ってハイドロゲル状態を呈するという、熱可逆性ゾルーゲル転移を示す。本発明者の知見によれば、このような熱可逆性ゾルーゲル転移のメカニズムは、以下のように推定される。

【手続補正3】

【補正対象書類名】明細書

【補正対象項目名】 0 0 6 5

【補正方法】 変更

【補正の内容】

【 0 0 6 5 】

この下限濃度は、コーティング剤の分子量、化学組成等にも依存するが、通常は 2 質量 (w t) % ~ 1 5 質量 (w t) % の範囲内にある。したがって、上記したように植物体表面に散布ないし塗布した本発明の植物体コーティング剤水溶液を温度変化のみでゲル化させる場合には、該コーティング剤水溶液濃度を、少なくとも上記の下限濃度以上の濃度とすべきである。

【手続補正 4】

【補正対象書類名】 明細書

【補正対象項目名】 0 0 7 2

【補正方法】 変更

【補正の内容】

【 0 0 7 2 】

すなわち、温度変化のみで該高分子溶液をゲル化させる場合には、高分子濃度は実質的にゾル-ゲル転移が生じる濃度範囲内であれば特に制限されないが、植物体への適用容易性とゲル化の迅速性とのバランスの点からは、通常 2 質量 (w t) % ~ 1 5 質量 (w t) % (更には 5 質量 (w t) % ~ 1 0 質量 (w t) %) の範囲であることが好ましい。

【手続補正 5】

【補正対象書類名】 明細書

【補正対象項目名】 0 0 7 3

【補正方法】 変更

【補正の内容】

【 0 0 7 3 】

一方、ゾル-ゲル転移を示す下限濃度より低い濃度で植物体表面に植物体コーティング剤水溶液を散布ないし塗布し、該コーティング剤水溶液の水分を蒸散させてゲル化させる場合には、ゾル-ゲル転移を示す下限濃度より低い濃度であれば特に制限されないが、通常 0 . 0 1 質量 (w t) % ~ 2 質量 (w t) % (更には 0 . 1 質量 (w t) % ~ 1 質量 (w t) %) の範囲であることが好ましい。

【手続補正 6】

【補正対象書類名】 明細書

【補正対象項目名】 0 0 9 9

【補正方法】 変更

【補正の内容】

【 0 0 9 9 】

このようにして得た「ハイドロゲル形成性高分子 I」1 g を、9 g の蒸留水に室温で溶解して、濃度 1 0 質量 (w t) % の高分子水溶液を得た。得られた水溶液のゾル-ゲル転移温度を、Carri-Med社製のストレス制御式レオメーター C S L 5 0 0 を用いて、上述した方法で貯蔵弾性率 (G′、弾性項) が損失弾性率 (G″、粘性項) を上回る点の温度として測定したところ、該ゾル-ゲル転移温度は 3 5 ℃ であった。